

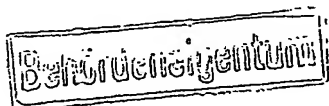
⑤

Int. Cl. 2:

**G 01 N 33/16**

C 12 K 9/00

①

**BUNDESREPUBLIK DEUTSCHLAND****DEUTSCHES****PATENTAMT****DE 28 36 362 A 1**

①

**Offenlegungsschrift 28 36 362**

②

Aktenzeichen:

P 28 36 362.4

③

Anmeldetag:

19. 8. 78

④

Offenlegungstag:

6. 3. 80

③

Unionspriorität:

③ ③ ③ —

⑤

Bezeichnung: Diagnostisches Mittel

⑦

Anmelder: Behringwerke AG, 3550 Marburg

⑦

Erfinder: Ax, Wolfgang, Prof, Dr., 3550 Marburg; Bauer, Hartwig Wilhelm, Dr., 8000 München; Sedlacek, Hans-Harald, Dr., 3550 Marburg

19.08.78

2836362

- + - HOE 78/B 009 - Ma 306

PATENTANSPRÜCHE

1. Diagnostisches Mittel zum Nachweis von antimito-  
chondrialen oder antinukleären Antikörpern, dadurch  
gekennzeichnet, daß es im wesentlichen aus Hyper-  
nephromzellen besteht.
- 5 2. Diagnostikum nach Anspruch 1, dadurch gekennzeichnet,  
daß die Hypernephromzellen in Zellkultur gezüchtete  
Zellen sind.
- 10 3. Diagnostikum nach einem der Ansprüche 1 und 2, dadurch  
gekennzeichnet, daß die Zellen auf einen Objektträger  
fixiert oder getrocknet sind.
- 15 4. Verfahren zum Nachweis von antimitochondrialen oder  
antinukleären Antikörpern mittels Zellen als  
Substrat, dadurch gekennzeichnet, daß man als Zellen  
Hypernephromzellen verwendet.

030010/0090

19.08.78

2836362

2

~~-1-~~

BEHRINGWERKE AKTIENGESELLSCHAFT HOE 78/BO09 - Ma 306 -Dr.LI/cr

Diagnostisches Mittel

Die Erfindung betrifft ein Diagnostikum zum Nachweis antimitochondrialer und antinukleärer Antikörper.

5 Autoimmune Erkrankungen sind gekennzeichnet durch das Auftreten von Antikörpern gegen Zellbestandteile wie z.B. Kernproteine, DNS, Mitochondrien.

10 Die Bedeutung der antinukleären und antimitochondrialen Faktoren liegt in der Diagnostik und Verlaufskontrolle von Autoimmunphänomenen wie chronischen Lebererkrankungen, Malignomen, Arzneimittelintoxikationen und Kollagenosen.

15 Diagnostika zum Nachweis antinukleärer Antikörper sind bereits bekannt. Ebenso ist bekannt ein Diagnostikum zum Nachweis antimitochondrialer Antikörper. Ihr Prinzip ist die indirekte oder Doppelantikörpermethode mit Gefrierschnitten von Leber oder Niere oder Zellen von Blut oder Organen unterschiedlicher Spezies als Substrat und mit markierten Antikörpern, gerichtet gegen Antigene Deter-

030010/0090

19.08.78

2836362

- 2 - 3

minanten der gesuchten Antikörper als diagnostische Antikörper (Nakumura, R.M. , Chisari, F.V.; Edgingbon, T.S. (1975) Laboratory tests for diagnosis of autoimmune disease. In: M.Stefanini: Progress in Clinical Pathology, pp 177-203, Grune and Stratton, New York). Ihr Nachteil ist ihre geringe Haltbarkeit. Man ist also gezwungen, fortlaufend neue Präparate aus frisch gewonnenen Organen bzw. Zellen herzustellen. Ein weiterer Nachteil ist die geringe Antigenmenge in den verschiedenen Präparaten, welche eine exakte Diagnose erschwert.

Es besteht demnach ein Bedarf an einem Diagnostikum, welches die vorgenannten Nachteile nicht besitzt und die Bestimmung beider Arten von Antikörpern gestattet.

Überraschenderweise wurde nun gefunden, daß sich hierfür Zellen von malignen Nierentumoren, insbesondere des Hypernephroms besonders eignen.

Gegenstand der Erfindung ist demnach ein Diagnostikum zum Nachweis sowohl antimitochondrialer als auch antinukleärer Antikörper, dadurch gekennzeichnet, daß es im wesentlichen aus der genannten Zellart besteht sowie die betreffenden diagnostischen Verfahren, die als Substratzellen Hypernephromzellen verwenden.

Derartige Zellen können in Zellkultur vermehrt werden, beispielsweise nach den ursprünglich von R. Dulbecco und M.Vogt (J. Exp. Med. 99: 167, 1954), C. Rappaport (Bull. World Health Organ. 14: 147, 1956) und E.Y. Lasfargues (Exper.Coll. Res. 13: 553, 1957) beschriebenen Methoden.

Die Zellen wachsen epithelartig, breiten sich dabei flach aus und bilden einen an der Oberfläche von Kultur-

030010/0090

gefäßen haftenden einschichtigen Zellrasen. Die Zellen können auch auf Objektträgern direkt vermehrt werden, auf denen sich gleichfalls ein Zellrasen ausbildet.

- 5 Die Kerne der Zellen sind im Vergleich zu anderen bekannten Gewebekulturzellen deutlich sichtbar, einschließlich der Nukleoli. Diese Eigenschaft macht sie besonders zum Nachweis antinukleärer Antikörper geeignet.
- 10 Die Zellen zeichnen sich weiter dadurch aus, daß sie sehr große, langgestreckte Mitochondrien besitzen, welche sie für den Nachweis antimitochondrialer Antikörper geeignet macht.
- 15 Erfindungsgemäß geeignete Zellen können aus einem Nierentumor beispielsweise wie folgt gewonnen werden:

- Möglichst frisches Operationsmaterial eines Nierentumors, welches unter sterilen Bedingungen gewonnen und in
- 20 physiologischem Milieu transportiert wurde, wird mechanisch zerkleinert, enzymatisch aufgeschlossen und die Hypernephromzellen in Gewebekultur vermehrt. Dazu werden vorteilhaft die durch Operation gewonnenen Gewebestückchen (ca 1 mm<sup>3</sup>) in Calcium- und Magnesium-freier Salzlösung aufgenommen und durch Rühren mit einem Magnet-
- 25 rührer gewaschen. Die Waschflüssigkeit wird verworfen. Eine Lösung von Kollagenase in physiologischer Salzlösung ohne Calcium und Magnesium wird den Stückchen anschließend zugesetzt und ca. 15 Min. gerührt. Der Überstand wird
- 30 gewonnen und eine 0,25 % Trypsinlösung in Calcium- und Magnesium-freiem Milieu, temperiert auf 37°C, den Stückchen zugesetzt und ca. 15 Min gerührt. Der Überstand wird gewonnen und das Sediment erneut 15 Min. mit der Trypsinlösung gerührt und ebenfalls der Überstand ge-
- 35 wonnen. Dieser Prozeß kann mehrfach wiederholt werden. Die Überstände werden jeweils bei 200 x g zentrifugiert und in Gewebekulturmedium mit Zusatz von 20 % foetalem

19.08.78

2836362

-4-  
5

Kalberserum aufgenommen.

Je 10 ml dieser so gewonnenen Zellsuspension werden als Primärkultur in Petrischalen oder Schraubdeckelflaschen, insbesondere solcher aus Kunststoff, ausgesät. Die Zellkonzentration soll  $5 \times 10^5$  Zellen pro Milliliter betragen. Das Anzüchten in Petrischalen erfolgt in feuchter Atmosphäre bei 37° und pH-Regulierung durch CO<sub>2</sub>-Zufuhr.

10

Die Zellen werden wie folgt vermehrt:

Nachdem sich ein geschlossener oder nahezu geschlossener Zellrasen in den Primärkulturen gebildet hat, werden die Zellen aus dem Zellrasen der Primärkultur durch eine Enzymbehandlung mit Trypsinlösung herausgelöst, in frischem Gewebekulturmedium suspendiert und wieder in neue Kulturgefäße ausgesät. Durch entsprechende Verdünnung der zu propagierenden Zellsuspension entstehen aus einer Petrischale mit geschlossenem Zellrasen (Monolayer) mindestens 3 Tochterkulturen. Diese 3 Tochterkulturen der ersten Passage sind, zweckmäßig in Petrischalen, nach 2-3 Tagen wiederum so dicht bewachsen, daß sie umgesetzt werden können.

25

Während Primärkulturen in Petrischalen aus Kunststoff (10 cm Durchmesser) oder Schraubverschlußflaschen aus Kunststoff (10 ml nutzbarer Inhalt) angezüchtet werden können, lassen sich größere Zellmengen in geeigneten größeren Flaschen aus Glas oder Kunststoff und anderen Vorrichtungen zur Massenkultur herstellen.

30

In den für diagnostische Zwecke geeigneten Mengen werden die Zellen auf Glas- oder Kunststoffflächen wie Deck-

030010/0090

gläser, Objektträger oder am Boden der Nöpfchen einer Mikrokulturschale etabliert.

- 5 Die Hypernephromzellen können mühelos bis in die 50. Passage und darüber hinaus geführt werden. Sie lassen sich nach bekannten Verfahren in flüssigem Stickstoff bei  $-196^{\circ}\text{C}$  lagern und vital erhalten.

- 10 Für den Nachweis antinukleärer Antikörper empfiehlt sich eine Fixierung der Zellen. Sie wird mit bekannten Fixationsmitteln, z.B. Formalin, Aceton, Methanol, Aethanol bzw. deren Gemischen, vorzugsweise mit Aceton in literaturbekannter Weise durchgeführt, J. Lenng Tack et al., Arch.Derm.Forsch. 247, 161-170, (1973).

- 15 Für den Nachweis von antimitochondrialen Antikörpern hat eine Fixierung zu unterbleiben, da sie die korrespondierenden antigenen Determinanten an den Mitochondrien zerstört.

- 20 Der Nachweis der antimitochondrialen bzw. der antinukleären Antikörper wird wie folgt durchgeführt:

#### 1. Nachweis antimitochondrialer Antikörper

- 25 Die mit luftgetrockneten, nicht fixierten Hypernephromzellen beschichteten Objektträger werden mit dem zu prüfenden Antikörper, gelöst in einer beliebigen isotonischen Salzlösung, z.B. 0,9 %iger, phosphatgepufferter NaCl-Lösung, überschichtet und für 10 Min bis 2 Stunden, vorzugsweise 30 Minuten, in einer feuchten Kammer inkubiert. Nachfolgend wird ausgiebig möglichst 1 bis 6 mal, vorzugsweise 3 mal in einer isotonischen Salzlösung gewaschen, sodann überschichtet man die Objektträger mit
- 35 einem fluoreszenzmarkierten Antikörper, gerichtet gegen

19.08.78

2836362

-6-  
4

Antigene-Determinanten des gesuchten Antikörpers in einer Verdünnung, durch die unspezifische Reaktionen mit den Hypernephromzellen ausgeschlossen sind. Es wird, in einer feuchten Kammer 10 Min. bis 2 Stunden, vorzugsweise 30 Min. inkubiert, nachfolgend wiederum 1 bis 6 mal, vorzugsweise 3 mal gewaschen und letztlich luftgetrocknet. Die letzte Waschung sollte mit demineralisiertem Wasser durchgeführt werden.

10 Die mikroskopische Auswertung des derartig behandelten Präparates erfolgt mit dem Fachmann bekannten Methoden der Immunfluoreszenzmikroskopie, z.B. nach Wick, Baudner, Herzog, Immunfluoreszenz, Beiträge zur Theorie und Praxis, Medizinische Verlagsgesellschaft mbH, Marburg, 1976.

15

## 2. Nachweis antinukleärer Antikörper

Der Nachweis von antinukleären Antikörpern erfolgt entsprechend wie der Nachweis von antimitchondrialen Antikörpern. Jedoch sind hier vorzugsweise fixierte anstelle von luftgetrockneten nichtfixierten Hypernephromzellen zu verwenden.

25 Eine geeignete Methode stellt die Fixation mit Aceton dar (Gell, Coombs, Jachmann, Clinical aspects of immunology, Blackwell 1975 p 1122).

Die Erfindung wird am nachstehenden Beispiel näher erläutert:

030010/0090



19.08.78

2836362

-7-  
8Beispiel

- Tumorgewebe eines Hypernephroms (hypernephroides Karzinom) wird unter sterilen Bedingungen während der Operation gewonnen und in Gewebekulturmedium aufgefangen. Letzteres ist ein sogenanntes Eagle's Medium in der Dulbecco-
- 5 Medifikation mit der gebräuchlichen Zusammensetzung:

|    | <u>Aminosäuren</u>                | <u>mg/l</u> |
|----|-----------------------------------|-------------|
|    | L-Arginin HC 1                    | 84,0        |
|    | Glycin                            | 30.0        |
| 10 | L-Cystin                          | 48.0        |
|    | L-Histidin HCl · H <sub>2</sub> O | 42.0        |
|    | L-Isoleucin                       | 105.0       |
|    | L-Leucin                          | 105.0       |
|    | L-Lysin HCl                       | 146.0       |
| 15 | L-Methionin                       | 30.0        |
|    | L-Phenylalanin                    | 66.0        |
|    | L-Serin                           | 42.0        |
|    | L-Threonin                        | 95.0        |
|    | L-Tryptophan                      | 16.0        |
| 20 | L-Tyrosin                         | 72.0        |
|    | L-Valin                           | 94.0        |
|    | <u>Vitamine</u>                   | <u>mg/l</u> |
|    | D-Ca-Pantothenat                  | 4.00        |
| 25 | Cholin-Chlorid                    | 4.00        |
|    | Folsäure                          | 4.00        |
|    | i-Inositol                        | 7.20        |
|    | Nicotinamid                       | 4.00        |
|    | Pyridoxal-HCl                     | 4.00        |
|    | Riboflavin                        | 0.40        |

030010/0090

19.08.78

2836362

- 8 - 9

Anorganische Salze und sonstige Zusätze

|    |   |           |
|----|---|-----------|
|    | CaCl <sub>2</sub>                                     | 200.00    |
|    | KCl   | 400.00    |
| 5  | MgSO <sub>4</sub> · 7H <sub>2</sub> O                 | 200.00    |
|    | NaCl  | 6400.00   |
|    | NaHCO <sub>3</sub>                                    | 3700.00   |
|    | NaH <sub>2</sub> PO <sub>4</sub> · 2H <sub>2</sub> O  | 124.00    |
|    | Fe(NO <sub>3</sub> ) <sub>3</sub> · 9H <sub>2</sub> O | 0.10      |
| 10 | Glucose   | 4500.00   |
|    | Phenolrot   | 15.00     |
|    | Natriumbicarbonat                                     | 3.700     |
|    | Penicillin  | 10.000 IE |
|    | Streptomycin  | 10.000 µg |

- 15 Das Tumorgewebe wird innerhalb weniger Stunden weiterverarbeitet. Dabei wird zunächst das nicht zu dem Hypernephromgewebe gehörende Gewebe weitgehend entfernt und nur möglichst reines, nicht zerstörtes Tumorgewebe präpariert, dies wiederum in Gewebekulturmedium unter
- 20 sterilen Bedingungen, was auch für alle folgenden Schritte gilt. Etwa 1 cm<sup>3</sup> des Tumorgewebes wird anschließend mechanisch weiter zerkleinert zu Stückchen von etwa 1 mm Kantenlänge und letztere in 30 ml Puck's Salzlösung (Puck's Saline A) aufgenommen.

25

Puck's Salzlösung hat die Zusammensetzung:

|    |                                   |        |
|----|-----------------------------------|--------|
|    | NaCl                              | 8,00 g |
|    | KCl                               | 0,40 g |
| 30 | NaHCO <sub>3</sub>                | 0,35 g |
|    | Glucose                           | 1,00 g |
|    | auf 1 Liter destilliertes Wasser. |        |

- Die ab hier verwendeten Lösungen sind auf 37°C
- 35 temperiert.

Die Suspension wird in einer Trypsinierflasche nach

030010/0090

19070  
-9-  
10

2836362

Rappaport (Bull. World Health Organ. 14: 147, 1956;  
Hersteller: Bellco Glass Inc., Vineland N.J., USA,  
Kat.Nr. 1996) mit einem Magnetrührer für 5 Min gerührt.  
Der Überstand wird verworfen und 30 ml Kollagenase-  
5 Lösung (10 mg Kollagenase, Serva Heidelberg, auf 20 ml  
PBS ohne Ca und Mg, Zusammensetzung: NaCl 8,0 g, KCl 0,2 g  
Na<sub>2</sub>HPO<sub>4</sub> · 12H<sub>2</sub>O 2,9 g, KH<sub>2</sub>PO<sub>4</sub> 0,2 g auf 1 Liter  
destilliertes Wasser) zugesetzt. Es wird für 15 Min.  
gerührt. Der Überstand wird gewonnen, indem er in ein  
10 Zentrifugenglas dekantiert wird. 30 ml einer 0,25 %  
Trypsinlösung werden dem Sediment zugegeben und für  
15 Min gerührt. Zusammensetzung der Trypsinlösung: 5 ml  
Trypsin (Difco 1 : 250) 5 %ig auf 100 ml Puck's Saline A,  
pH 8 - 8,5. Es wird 15 Min. gerührt und der Überstand  
15 gewonnen und nochmals mit Trypsinlösung gerührt. Die  
Überstände werden jeweils bei 200 x g zentrifugiert und  
das so gewonnene Zellsediment in 20 ml Dulbecco's  
Medium (s.o.) mit einem Zusatz von 20 % fetalem Kälber-  
serum suspendiert. Die Zellkonzentration wird auf  
20  $5 \times 10^5$  Zellen im Milliliter eingestellt und anschließend  
je 10 ml der Suspension in geeignete Petrischalen aus  
Polystyrol-Kunststoff (Durchmesser 10 cm, Fa. Greiner,  
Nürtingen) eingesät. Die Schalen werden bei 37°C in  
feuchter Atmosphäre in einem CO<sub>2</sub>-begasten Brutschrank  
25 inkubiert.

Nach Anwachsen der Primärkultur mit der Ausbildung eines  
geschlossenen einschichtigen Zellrasen (Monolayer)  
werden die Zellen der Primärkultur mit Hilfe der oben-  
30 genannten Trypsinlösung von dem Boden der Petrischale  
und aus ihrem Verband gelöst, in Gewebekulturmedium auf-  
genommen, auf die gewünschte Zellzahl verdünnt und  
auf neue Petrischalen verteilt. Aus einer bewachsenen  
Petrischale gehen 3 - 4 neue Schalen der nächsten Passage

030010/0090

10.08.78

2836362

- 10 - 11

hervor. Die Verdoppelungszeit der Zellen liegt bei 18 Stunden. Das Medium in den Kulturschalen wird alle 2 - 3 Tage erneuert.

- 5 Nach erfolgreicher Propagierung über 10 Passagen können Objektträgerkulturen angelegt werden. Dazu werden Zellen durch Trypsinieren aus Kulturen gewonnen, in Gewebekulturmedium auf eine Konzentration von  $1 - 2 \times 10^6$  Zellen pro ml eingestellt und tropfenweise (1 Tropfen  
10 etwa 20  $\mu$ l) auf vorbereitete Objektträger so verteilt, daß jeweils 1 Tropfen in genügendem Abstand vom nächsten sich befindet. Beispielsweise dienen dazu Objektträger mit einem lichtundurchlässigen schwarzen Farbüberzug, welcher kreisförmige Aussparungen enthält, in deren Be-  
15 reich die Zellen zu etablieren sind.

- Die Zellen aus einem Tropfen siedeln sich also im Bereich dieses Tropfens an, indem sie in diesem absinken und auf dem Glas des Objektträgers sich ausbreiten und  
20 festwachsen. Dabei muß der Objektträger in einer feuchte-gesättigten,  $\text{CO}_2$ -begasten Atmosphäre bei  $37^\circ\text{C}$  für 4 - 6 Stunden ohne Bewegung gehalten werden.

- Danach wird der Objektträger für weitere 12 - 18 Stunden  
25 in Gewebekulturmedium untergetaucht weiterkultiviert. Es bildet sich in der Regel ein kreisförmiger Rasen von Hypernephromzellen mit Durchmesser von 4 - 5 mm aus.

- Nachfolgend werden die Objektträger dem Gewebekulturmedium  
30 entnommen und bei Zimmertemperatur luftgetrocknet.

#### A. Nachweis von antimitochondrialen Antikörpern

- Das zu prüfende, möglicherweise antimitochondriale  
35 Antikörper enthaltende Serum wird mit physiologischer Kochsalzlösung, enthaltend 0,1 % Albumin, in einer geometrisch abgestuften Reihe verdünnt (z.B. 1:1, 1:2, 1:4, 1:8, 1:16, 1:32, 1:64, 1:128). Ein Tropfen der je-

030010/0090

weiligen Verdünnung wird auf jeweils einen, an dem Objektträger haftenden kreisförmigen Zellrasen geschichtet. Der mit unterschiedlichen Verdünnungen derart beschichtete Objektträger wird in einer feuchten

5 Kammer (dampfundurchlässiger Kasten, dessen Boden mit Flüssigkeit bedeckt ist, über deren Oberfläche sich ein Gitter zur horizontalen Lagerung der Objektträger befindet) für 30 Minuten bei Zimmertemperatur (20°C) gelagert, nachfolgend durch Eintauchen in ein Gefäß,

10 enthaltend physiologische Kochsalzlösung mit 0,1 % Albumin, Herausnahme nach 5 Minuten und entsprechendes Eintauchen in ein zweites und drittes Gefäß dreimal gewaschen. Nach Ablaufen der anhaftenden Flüssigkeit durch kurzzeitiges (ca. 5 Minuten) Lagern in Schräg-

15 stellung werden die Zellrasen des Objektträgers mit einem Tropfen eines mit Fluorescein-Isothiocyanat (FITC) markierten Antikörpers vom Kaninchen, gerichtet gegen menschliche Immunglobuline, überschichtet. Anschließend werden die Objektträger erneut bei 20°C in der feuchten

20 Kammer gelagert und nachfolgend wie oben beschrieben dreimal gewaschen. Als Arbeitsverdünnung des FITC-markierten Antikörpers wird eine Verdünnung gewählt, welche allein auf Zellen aufgelagert diese nicht unspezifisch färbt. Nach Lufttrocknung werden die Zellrasen

25 mit Glycerin (frei von Eigenfluoreszenz) und mit einem Deckglas abgedeckt und mit einem Fluoreszenzmikroskop, Fa. Zeiss, in Auflicht bei Wahl eines 25-fach, 40-fach und 100-fach vergrößernden Objektives mikroskopisch beurteilt.

30 Als positiv gelten solche Prüfserien, welche in dem vorbeschriebenen Versuchsansatz zur Fluoreszenz der Mitochondrien der Hypernephromzellen führen.

19.08.78

2836362

- 12 - 13

B. Nachweis von antinukleären Antikörpern

- Die mit kreisförmigen Rasen beschichteten Objektträger werden für 10 Minuten in Aceton eingetaucht, nachfolgend
- 5 dreimal wie unter A. beschrieben mit physiologischer Kochsalzlösung, enthaltend 0,1% Albumin, gewaschen und luftgetrocknet. Die Verdünnung des antinukleäre Antikörper enthaltenden Serums, Aufschichtung auf den Objektträger, Inkubation in der feuchten Kammer, Waschung,
- 10 Aufschichtung mit dem FITC-markierten Antikörper, Inkubation, Waschung, Lufttrocknung, Eindeckelung und mikroskopische Untersuchung geschieht wie unter A. beschrieben.
- 15 Als positiv gelten solche Prüfseren, in welchen die Zellkerne entweder homogen oder unterschiedlich gefleckt oder die Kernmembran oder das Kernkörperchen fluoreszieren.

030010/0090

**This Page is Inserted by IFW Indexing and Scanning  
Operations and is not part of the Official Record**

**BEST AVAILABLE IMAGES**

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images include but are not limited to the items checked:

- ☐ **BLACK BORDERS**
- ☐ **IMAGE CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES**
- ☐ **FADED TEXT OR DRAWING**
- ☐ **BLURRED OR ILLEGIBLE TEXT OR DRAWING**
- ☐ **SKEWED/SLANTED IMAGES**
- ☐ **COLOR OR BLACK AND WHITE PHOTOGRAPHS**
- ☐ **GRAY SCALE DOCUMENTS**
- ☐ **LINES OR MARKS ON ORIGINAL DOCUMENT**
- ☐ **REFERENCE(S) OR EXHIBIT(S) SUBMITTED ARE POOR QUALITY**
- ☐ **OTHER:** \_\_\_\_\_

**IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.**

**As rescanning these documents will not correct the image problems checked, please do not report these problems to the IFW Image Problem Mailbox.**